

DOCKET NO.: 220681US0XPCT

IN THE UNITED STATES PATENT AND TRADEMARK OFFICE

IN RE APPLICATION OF: Patrick CHATON et al.

SERIAL NO.: NEW U.S. PCT APPLICATION

FILED: HEREWITH

INTERNATIONAL APPLICATION NO.: PCT/FR00/02703

INTERNATIONAL FILING DATE: September 29, 2000

FOR: METHOD AND DEVICE FOR DETECTING A MOLECULAR RECOGNITION REACTION

**REQUEST FOR PRIORITY UNDER 35 U.S.C. 119
AND THE INTERNATIONAL CONVENTION**

Assistant Commissioner for Patents
Washington, D.C. 20231

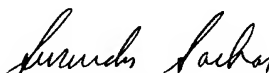
Sir:

In the matter of the above-identified application for patent, notice is hereby given that the applicant claims as priority:

<u>COUNTRY</u>	<u>APPLICATION NO</u>	<u>DAY/MONTH/YEAR</u>
France	99 12229	30 September 1999

Certified copies of the corresponding Convention application(s) were submitted to the International Bureau in PCT Application No. PCT/FR00/02703. Receipt of the certified copy(s) by the International Bureau in a timely manner under PCT Rule 17.1(a) has been acknowledged as evidenced by the attached PCT/IB/304.

Respectfully submitted,
OBLON, SPIVAK, McCLELLAND,
MAIER & NEUSTADT, P.C.



Norman F. Oblon
Attorney of Record
Registration No. 24,618
Surinder Sachar
Registration No. 34,423



22850

(703) 413-3000
Fax No. (703) 413-2220
(OSMMN 1/97)

DOCKET NO.: 220681US0XPCT

IN THE UNITED STATES PATENT AND TRADEMARK OFFICE

IN RE APPLICATION OF: Patrick CHATON et al.

SERIAL NO.: NEW U.S. PCT APPLICATION

FILED: HERewith

INTERNATIONAL APPLICATION NO.: PCT/FR00/02703

INTERNATIONAL FILING DATE: September 29, 2000

FOR: METHOD AND DEVICE FOR DETECTING A MOLECULAR RECOGNITION
REACTION

REQUEST FOR CONSIDERATION OF DOCUMENTS
CITED IN INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Assistant Commissioner for Patents

Washington, D.C. 20231

Sir:

In the matter of the above-identified application for patent, notice is hereby given that applicant(s) request that the Examiner consider the documents cited in the International Search Report according to MPEP §609 and so indicate by a statement in the first Office Action that the information has been considered. When the Form PCT/DO/EO/903 indicates both the search report and copies of the documents are present in the national stage file, there is no requirement for the applicant(s) to submit them (1156 O.G. 91 November 23, 1993).


Respectfully submitted,

OBLON, SPIVAK, McCLELLAND,
MAIER & NEUSTADT, P.C.

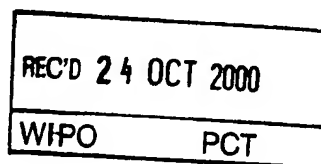


22850

(703) 413-3000
Fax No. (703) 413-2220
(OSMMN 1/97)



Norman F. Oblon
Attorney of Record
Registration No. 24,618
Surinder Sachar
Registration No. 34,423



FR00/02703

BREVET D'INVENTION

EJ0

CERTIFICAT D'UTILITÉ - CERTIFICAT D'ADDITION

COPIE OFFICIELLE

Le Directeur général de l'Institut national de la propriété industrielle certifie que le document ci-annexé est la copie certifiée conforme d'une demande de titre de propriété industrielle déposée à l'Institut.

Fait à Paris, le 04 SEP. 2000

Pour le Directeur général de l'Institut
national de la propriété industrielle
Le Chef du Département des brevets

Martine PLANCHE

PRIORITY DOCUMENT

SUBMITTED OR TRANSMITTED IN
COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)

INSTITUT
NATIONAL DE
LA PROPRIÉTÉ
INDUSTRIELLE

SIEGE
26 bis, rue de Saint Petersburg
75800 PARIS Cedex 08
Téléphone : 01 53 04 53 04
Télécopie : 01 42 93 59 30



BREVET D'INVENTION, CERTIFICAT D'UTILITÉ

Code de la propriété industrielle - Livre VI

cerfa
N° 55 - 1328

REQUÊTE EN DÉLIVRANCE


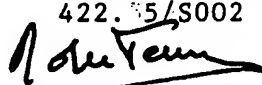

26 bis, rue de Saint Pétersbourg
75800 Paris Cedex 08

Téléphone : 01 53 04 53 04 Télécopie : 01 42 93 59 30

Confirmation d'un dépôt par télécopie ☐

Cet imprimé est à remplir à l'encre noire en lettres capitales

Réservé à l'INPI

DATE DE REMISE DES PIÈCES 30 SEPT 1999 N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL 9912229 DÉPARTEMENT DE DÉPÔT 75 INPI PARIS DATE DE DÉPÔT 30 SEP. 1999		1 NOM ET ADRESSE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE À QUI LA CORRESPONDANCE DOIT ÊTRE ADRESSÉE BREVATOME 3, rue du Docteur Lancereaux 75008 PARIS									
2 DEMANDE Nature du titre de propriété industrielle <input checked="" type="checkbox"/> brevet d'invention <input type="checkbox"/> demande divisionnaire <input type="checkbox"/> certificat d'utilité <input type="checkbox"/> transformation d'une demande de brevet européen  <input type="checkbox"/> brevet d'invention		n° du pouvoir permanent 7068 du 12.06.98 références du correspondant B 13324.3/EE DD1943/BIOMERIEUX références du correspondant B 13324.3/EE DD1943/BIOMERIEUX certificat d'utilité n° date 0153839400									
Établissement du rapport de recherche <input type="checkbox"/> différé <input checked="" type="checkbox"/> immédiat Le demandeur, personne physique, requiert le paiement échelonné de la redevance <input type="checkbox"/> oui <input type="checkbox"/> non											
Titre de l'invention (200 caractères maximum) PROCÉDE ET DISPOSITIF DE DETECTION D'UNE REACTION DE RECONNAISSANCE MOLECULAIRE.											
3 DEMANDEUR (S) n° SIREN Nom et prénoms (souligner le nom patronymique) ou dénomination COMMISSARIAT A L'ENERGIE ATOMIQUE Etablissement public de caractère scientifique, technique et industriel BIOMERIEUX SA.		Forme juridique Société anonyme									
Nationalité (s) française											
Adresse (s) complète (s) 31-33, rue de la Fédération 75752 PARIS 15ème Chemin de l'ORME 69280 MARCY L'ETOILE		Pays FRANCE FRANCE									
4 INVENTEUR (S) Les inventeurs sont les demandeurs <input type="checkbox"/> oui <input checked="" type="checkbox"/> non Si la réponse est non, fournir une désignation séparée											
5 RÉDUCTION DU TAUX DES REDEVANCES <input type="checkbox"/> requise pour la 1ère fois <input type="checkbox"/> requise antérieurement au dépôt ; joindre copie de la décision d'admission											
6 DÉCLARATION DE PRIORITÉ OU REQUÊTE DU BÉNÉFICE DE LA DATE DE DÉPÔT D'UNE DEMANDE ANTÉRIEURE <table border="1"><thead><tr><th>pays d'origine</th><th>numéro</th><th>date de dépôt</th><th>nature de la demande</th></tr></thead><tbody><tr><td></td><td></td><td></td><td></td></tr></tbody></table>				pays d'origine	numéro	date de dépôt	nature de la demande				
pays d'origine	numéro	date de dépôt	nature de la demande								
7 DIVISIONS antérieures à la présente demande n° date n° date											
8 SIGNATURE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE (nom et qualité du signataire) M. DES TERMES 422.55/S002 		SIGNATURE DU PRÉPOSÉ À LA RÉCEPTION SIGNATURE APRÈS ENREGISTREMENT DE LA DEMANDE À L'INPI 									



BREVET D'INVENTION, CERTIFICAT D'UTILITE

DÉSIGNATION DE L'INVENTEUR

(si le demandeur n'est pas l'inventeur ou l'unique inventeur)

DEPARTEMENT DES BREVETS

26bis, rue de Saint-Petersbourg

75800 Paris Cédex 08

Tél. : 01 53 04 53 04 - Télécopie : 01 42 93 59 30

B 13324.3/EE

N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL

99. 12229 du 30.09.99

TITRE DE L'INVENTION :

PROCEDE ET DISPOSITIF DE DETECTION D'UNE REACTION DE
RECONNAISSANCE MOLECULAIRE.

LE(S) SOUSSIGNÉ(S)

M. DES TERMES

c/o BREVATOME

3, rue du Docteur Lancereaux

75008 PARIS

DÉSIGNE(NT) EN TANT QU'INVENTEUR(S) (indiquer nom, prénoms, adresse et souligner le nom patronymique) :

CHATON Patrick

"Loutre"

38570 THEYS

POUPINET Ludovic

162, Avenue Victor Hugo

38170 SEYSSINET

GINOT Frédéric

55, rue du Général Leclerc

38340 VOREPPE

NOVELLI ROUSSEAU Armelle

29 rue du Parc


38180 SEYSSINS

FRANCE

NOTA : A titre exceptionnel, le nom de l'inventeur peut être suivi de celui de la société à laquelle il appartient (société d'appartenance) lorsque celle-ci est différente de la société déposante ou titulaire.

Date et signature (s) du (des) demandeur (s) ou du mandataire

PARIS LE 11 OCTOBRE 1999


M. DES TERMES

422.5/S002

DOCUMENT COMPORTANT DES MODIFICATIONS

PAGE(S) DE LA DESCRIPTION OU DES REVENDICATIONS OU PLANCHE(S) DE DESSIN			R.M.*	DATE DE LA CORRESPONDANCE	TAMPON DATEUR DU CORRECTEUR
Modifiée(s)	Supprimée(s)	Ajoutée(s)			
51			X	11/01/00	14/01/00

Un changement apporté à la rédaction des revendications d'origine, sauf si celui-ci découle des dispositions de l'article R.612-36 du code de la Propriété Intellectuelle, est signalé par la mention «R.M.» (revendications modifiées).

**PROCEDE ET DISPOSITIF DE DETECTION
D'UNE REACTION DE RECONNAISSANCE MOLECULAIRE**

DESCRIPTION

5

Domaine technique de l'invention

La présente invention se rapporte à un procédé de
détection sans marquage d'une réaction de
reconnaissance moléculaire, et à un dispositif pour la
10 mise en oeuvre de ce procédé.

Cette invention concerne le domaine général de la
détection et de l'analyse d'une reconnaissance
moléculaire entre une première et une deuxième
molécules, par exemple en biologie moléculaire.

15 Selon l'invention, la reconnaissance moléculaire
peut être définie comme une interaction spécifique
entre deux molécules plus ou moins complexes,
conduisant à une liaison des deux molécules
suffisamment stable pour que les molécules puissent
20 être détectées liées. Il peut s'agir par exemple d'une
hybridation d'acides nucléiques (ADN et/ou ARN), d'une
réaction de reconnaissance de type antigène/anticorps,
d'une interaction de type protéine/protéine, d'une
interaction de type enzyme/substrat, etc... Les
25 molécules concernées par la présente invention sont
donc celles qui interviennent dans les interactions
précitées.

Le procédé de la présente invention permet de
détecter ce type de reconnaissance moléculaire, l'une
30 des deux ou les deux molécules étant fixées, sur un

support solide, en détectant une variation d'absorption par une méthode de photothermique.

Ce procédé trouve notamment une application dans la détection d'hybridation d'acides nucléiques sur support solide, en milieu aqueux ou à l'air, par exemple dans le cadre d'un criblage ("screening") ou d'une détection d'hybridation sur une biopuce.

Etat de la technique

10 Par exemple la détection de l'hybridation d'acides nucléiques est généralement réalisée au moyen d'un marquage à l'aide d'une molécule fluorescente. Mais ce type de détection nécessite l'utilisation de plusieurs réactifs chimiques, et entraîne un coût et un temps de traitement élevés. De plus, les techniques utilisant la fluorescence ne sont pas toujours très précises. Enfin, il y a modification d'au moins une molécule par le marquage, ce qui peut affecter la réaction de reconnaissance moléculaire.

20 Aussi, d'autres méthodes ont été proposées par exemple des méthodes optiques consistant à détecter des variations d'épaisseur ou d'indice dans un échantillon par exemple par ellipsométrie, photogoniométrie, ou par des méthodes de résonance.

25 Cependant, par exemple dans le cas des oligonucléotides sur support solide, les couches formées sont ultra-fines, de quelques angströms à quelques nanomètres d'épaisseur, de sorte que la détection des variations d'épaisseur ou d'indice
30 nécessite des appareillages de laboratoire extrêmement sensibles et chers.

Exposé de l'invention

La présente invention a précisément pour but de fournir une nouvelle technique de détection, sans marquage, d'une réaction de reconnaissance moléculaire entre une première molécule, dite de capture, fixée sur un support solide et une deuxième molécule, dite cible, présente dans une solution à tester.

Le procédé de l'invention est caractérisé en ce que la détection est réalisée par une méthode photothermique.

Selon l'invention, la réaction de reconnaissance ainsi que la première et la deuxième molécules peuvent être celles précitées.

Lorsque la première et la deuxième molécules sont des molécules d'acides nucléiques, le procédé de l'invention peut par exemple comprendre les étapes suivantes :

- fixation de la première molécule d'acide nucléique sur un support solide,
- mise en contact de la première molécule d'acide nucléique fixée sur le support solide avec une solution à tester soupçonnée de comprendre la deuxième molécule d'acide nucléique, cette dernière étant apte à s'hybrider à ladite première molécule, la mise en contact étant réalisée dans des conditions favorables à ladite hybridation,
- lavage du support solide pour isoler un échantillon de mesure constitué de ladite première molécule fixée sur le support et

éventuellement de ladite deuxième molécule hybridée sur la première molécule, et

- mesure de l'absorption de l'échantillon par une méthode photothermique.

5

Le procédé de la présente invention peut comprendre en outre une étape de comparaison de la mesure de l'absorption de l'échantillon de mesure, précédemment défini avec celle d'un échantillon témoin
10 dit de calibration, dont l'absorption est une mesure connue.

La première molécule, fixée sur le support, peut aussi être appelée molécule de capture, et la deuxième molécule, présente dans la solution à tester, peut
15 aussi être appelée molécule cible. Lorsqu'il s'agit d'une molécule d'ADN fixée sur le support, elle peut aussi être appelée "sonde".

Il est important de noter que les couches minces d'acides nucléiques, hybridées ou non, sont
20 habituellement considérées comme étant non absorbantes. Ceci est notamment décrit dans "Ellipsometric and interferometric characterization of DNA probes immobilized on a combinational assay", Gray et al., Langmuir 1997, 13, 2833-2842.

25 Malgré cela, les présents inventeurs se sont intéressés aux méthodes photothermiques appliquées à la détection et à l'analyse d'une réaction de reconnaissance moléculaire.

Ces méthodes ont toutes en commun l'excitation de
30 l'échantillon dont l'absorption doit être mesurée par une source lumineuse, appelée faisceau pompe, en

général un laser. Une partie de l'énergie lumineuse incidente est absorbée par l'échantillon. La proportion d'énergie absorbée est fixée par le spectre d'absorption de l'échantillon et le spectre d'émission de la source d'excitation. Une partie de l'énergie absorbée est transformée en chaleur. Le reste peut être rayonné ou donner naissance à de la fluorescence ou à une réaction chimique par exemple. La chaleur induit une variation de température dans le milieu absorbant et dans les milieux adjacents, cette variation de température peut également se traduire par une variation de densité et donc d'indice, ou par une variation de pression ou par l'apparition d'une onde acoustique. L'élévation de température due à l'absorption est en général inhomogène et donne donc lieu à un gradient d'indice du milieu analysé et des milieux adjacents, la densité des milieux étant rendue inhomogène par l'élévation de température.

Les méthodes photothermiques consistent à mesurer les effets induits par l'absorption.

Les inventeurs ont mis en évidence que parmi les méthodes photothermiques, la méthode de déflexion photothermique et la méthode de lentille thermique peuvent par exemple être utilisées selon la présente invention.

La méthode de déflexion photothermique est une méthode qui consiste à mesurer la déviation d'un faisceau lumineux, appelé faisceau sonde, passant dans la zone où se trouve le gradient d'indice. En d'autres termes, elle consiste à mesurer la déviation du faisceau sonde due à l'échauffement d'un échantillon

absorbant par l'intermédiaire du faisceau pompe. Cette technique de déflexion photothermique a été appliquée à l'analyse de surface telle que la cartographie d'absorption, l'imagerie de paramètre thermique, mais
5 jamais pour détecter une reconnaissance moléculaire telle que définie ci-dessus.

La méthode de lentille thermique consiste quant à elle à mesurer la variation de focalisation d'un faisceau lumineux passant dans la zone où se trouve le
10 gradient d'indice.

Une présentation complète des méthodes photothermiques peut être trouvée par exemple dans l'ouvrage "Photothermal Spectroscopy Methods for Chemical Analysis, S.E. Bialkowski, vol. 134 in
15 Chemical Analysis : a Series of Monographs on Analytical Chemistry and its Applications, Wiley".

Selon le procédé de l'invention, le support solide peut être défini comme étant un support sur lequel il est possible de fixer chimiquement directement ou
20 indirectement la première molécule. Le support a de préférence une absorption faible vis-à-vis de celle de l'échantillon placé à sa surface afin de ne pas gêner la détection photothermique. Par ailleurs, il a de préférence une conductivité thermique faible car une
25 conductivité trop importante du support induit une répartition large de la chaleur, donc une baisse du gradient de température et une baisse du signal détecté.

Selon l'invention, ce support peut être par
30 exemple un support qui sert dans la fabrication des puces à ADN, par exemple un support de silice, de verre

ou de plastique. Il est également possible de travailler avec des semi-conducteurs, en déposant sur leur surface des couches diélectriques pour améliorer le rapport signal à bruit.

5

Selon l'invention, la première molécule dite de capture est fixée sur le support. Cette fixation de la première molécule sur le support peut être réalisée par des réactions chimiques classiques, bien connues de
10 l'homme du métier, et choisies en fonction du support, de la molécule à fixer, et des propriétés de résistance de la liaison que l'on désire pour l'application visée.

Cette fixation peut être directe ou indirecte.

Les documents 1 à 10 cités ci-dessous sont
15 détaillés dans les références à la fin de cette description.

Par exemple, selon l'invention, lorsque le support est un support de silice, un traitement de fonctionnalisation du support de silice peut être
20 réalisé, avant la fixation de la première molécule, de manière à modifier la surface du support pour y fixer des groupements chimiques réactifs qui permettront la fixation de la première molécule. Un tel traitement est décrit dans l'exemple 1 ci-dessous, mais on en trouvera
25 de nombreux autres exemples dans la littérature spécialisée, comme Pease et al. (document 9), Guo et al. (document 4), Maskos et al. (document 6), etc. Comme il est dit précédemment, la silice n'est pas le seul support possible, et chaque support subira le
30 traitement de surface qui lui convient. Pour illustrer

ceci sur un film de polypropylène par exemple, on se référera à Matson et al. (document 7).

Les groupements chimiques réactifs sont généralement des groupements amine tels que ceux cités
5 dans Guo et al. (document 4), ou carboxylique tels que ceux cités dans Kohsaka et al. (document 5), ou époxy tels que ceux cités dans Maskos et al. (document 6), pour lesquels il existe des agents de couplage commerciaux efficace et facile d'utilisation (voir
10 catalogue Pierce par exemple).

Le couplage covalent n'est pas la seule façon de fixer la première molécule sur son support. L'adsorption passive, largement utilisée pour fixer des anticorps sur des puits de réaction en polystyrène ou
15 des microbilles tels que décrits dans Elaïssari et al. (document 3), est souvent très efficace voir aussi Balladur et al. (document 1). On peut aussi envisager des techniques de fixation plus récentes, comme la formation d'un film de Langmuir-Blodgett dans lequel
20 est inclut des chaînes lipidiques sur lesquelles a été couplée chimiquement la première molécule voir Noy et al. (document 8) ; et Cornell et al. (document 2), ou encore la méthode méta'-chélate voir Porath et al., 1975 (document 10).

25

Selon l'invention, lorsque la première molécule est fixée sur le support, les étapes suivantes peuvent être l'étape de mise en contact et l'étape de lavage précitées.

30

Selon l'invention, l'étape de mise en contact est bien entendu réalisée dans des conditions qui sont

favorables à ladite hybridation, c'est-à-dire, et de manière évidente pour l'homme du métier, à un pH, à une température et dans une solution adéquats pour permettre l'hybridation des acides nucléiques. Cette
5 solution constitue la solution à tester.

Selon l'invention, l'étape de lavage du support a notamment pour but d'éliminer les molécules en solution n'ayant pas réagi avec les molécules de reconnaissance sur le support, c'est-à-dire dans l'exemple ci-dessus
10 les molécules d'acides nucléiques de la solution qui ne se sont pas hybridées aux molécules d'acides nucléiques fixées sur le support. Ceci permet d'éviter un fort bruit de fond qui serait généré par lesdites molécules non liées au support et non hybridées lors de la
15 mesure.

Le lavage du support sur lequel sont fixées les molécules doit bien entendu être un lavage doux, qui ne dénature pas les acides nucléiques impliqués dans les hybridations, ne détruit pas lesdites hybridations
20 formées, et ne détache pas les premières molécules fixées sur le support. Un exemple de lavage est donné dans les exemples ci-dessous. Cette étape de lavage permet d'obtenir l'échantillon de mesure utilisé pour mesurer l'absorption par la méthode photothermique
25 choisie.

Selon le procédé de l'invention, lorsque la méthode photothermique choisie est une méthode de déflexion photothermique, on éclaire l'échantillon, comprenant par exemple des acides nucléiques, avec un
30 faisceau lumineux appelé faisceau pompe et l'absorption

du faisceau pompe par l'échantillon est détectée par la réfraction ou la réflexion d'un faisceau sonde.

Le faisceau pompe peut être par exemple un laser pulsé, ou un laser continu modulé en intensité. Il a de
5 préférence une longueur d'onde d'émission dans la bande d'absorption de l'échantillon, par exemple dans celle des acides nucléiques lorsqu'il s'agit de détecter une hybridation d'acides nucléiques.

Selon l'invention, le faisceau sonde a de
10 préférence une longueur d'onde qui n'est pas absorbée par le substrat ni par les molécules en présence.

Selon l'invention, le faisceau pompe peut être un faisceau d'un laser choisi parmi un laser argon continu à 275 nm, ou un laser YAG quadruplé de longueur d'onde
15 266 nm. Le faisceau pompe peut également être fourni par une source polychromatique, par exemple une lampe à vapeur de mercure, si le spectre d'émission de la source et son intensité permettent d'obtenir suffisamment de signal pour la détection.

20 Le faisceau sonde est dirigé à proximité de la portion d'échantillon éclairée par le faisceau pompe. Par ailleurs, le faisceau sonde peut être identique ou différent du faisceau pompe. Le faisceau sonde est de préférence à faisceau laser, par exemple celui d'un
25 laser hélium à 633 nm.

La position relative des faisceaux sonde et pompe définit la configuration employée. Par exemple, le faisceau sonde peut traverser un ou plusieurs des milieux suivants : l'échantillon, par exemple les
30 oligonucléotides, le support solide, ou le milieu environnant, par exemple, un liquide ou de l'air.

L'orientation du faisceau sonde par rapport au faisceau pompe peut être choisie à loisir, par exemple en fonction de l'encombrement mécanique et/ou pour optimiser la sensibilité en cherchant le maximum
5 d'absorption en fonction de l'angle d'incidence.

Selon l'invention, les faisceaux sonde et pompe peuvent se croiser.

Selon l'invention, les faisceaux sonde et pompe peuvent être disposés dans une configuration transverse
10 ou dans une configuration sensiblement colinéaire. Dans la configuration transverse, les faisceaux sonde et pompe se croisent et sont perpendiculaires. Cette configuration est représentée schématiquement sur la figure 1a annexée. Dans la configuration sensiblement
15 colinéaire, les faisceaux pompe et sonde se croisent mais sont presque colinéaires. La figure 1b annexée est une représentation schématique de la configuration colinéaire.

Sur ces figures, la référence 1 indique le
20 faisceau pompe, la référence 3 le faisceau sonde dans la configuration transverse, la référence 5 le faisceau sonde dans la configuration sensiblement colinéaire et la référence 7 l'échantillon de mesure, positionné sur le support solide.

25 La réflexion ou la réfraction du faisceau sonde peut être détectée au moyen d'une photodiode multi-élément, par exemple d'un détecteur à deux ou quatre quadrants, d'une barrette ou d'une matrice, ou à l'aide d'une photodiode simple, soit partiellement recouverte
30 par un cache ou couteau, soit ne recevant qu'une partie du faisceau sonde.

Dans le cas d'une photodiode simple, un autre détecteur peut être nécessaire, afin de dissocier les variations d'absorption de l'échantillon des variations éventuelles de puissance du faisceau pompe.

5 La figure 2 est une illustration schématique de différentes configurations de détection de la déviation du faisceau sonde. Sur cette figure, -A- représente schématiquement un détecteur 9 bi-quadrant et un spot 11 formé par le faisceau sonde sur le détecteur, -B-
10 représente un détecteur quatre quadrants, -C- représente un détecteur matriciel, -D- représente une photodiode simple partiellement recouverte d'un cache 13, et -E- représente un photodétecteur désaxé.

Pour obtenir une sensibilité suffisante, la
15 déflexion du faisceau sonde induite par l'absorption d'une partie du faisceau pompe par l'échantillon, par exemple par les oligonucléotides, est de préférence distinguée des variations parasites dues à l'environnement, telles que les variations de
20 température du laboratoire. Pour cela, le faisceau pompe peut être marqué temporellement, soit par une modulation s'il est continu, soit par son fonctionnement impulsionnel. La maîtrise de la fréquence de modulation ou de la possibilité d'obtenir
25 un signal de référence permet de détecter préférentiellement la déflexion due à l'échauffement engendré par l'absorption partielle du faisceau pompe.

Quelle que soit la configuration des faisceaux
utilisés, l'information obtenue est locale et concerne
30 une zone autour du point d'impact du faisceau pompe sur

l'échantillon, comprenant par exemple des acides nucléiques.

La taille de cette zone peut être fixée par les paramètres expérimentaux tels que la dimension du faisceau pompe au niveau du point d'impact sur l'échantillon ou sa fréquence de modulation, et par le comportement thermique du support, de l'échantillon et du milieu ambiant. Ceci est dû notamment à la diffusion de la chaleur dans ces différents milieux.

L'information étant locale, l'appareil de détection peut être couplé à un système de déplacement du support solide relativement au faisceau pompe. L'ensemble permet alors de comparer les valeurs de déviation du faisceau sonde d'un point à l'autre de l'échantillon, en particulier le signal peut être représenté sous forme de cartographie.

Par un point de l'échantillon, on peut par exemple comprendre une zone de reconnaissance moléculaire, c'est-à-dire une portion du support qui présente à sa surface des molécules présentant une propriété de reconnaissance d'un type donné de molécules cibles. Le support solide est donc associé à un échantillon, lui-même constitué de plusieurs points ou zones de reconnaissance. Les supports sont alors des supports fonctionnalisés.

Dans le cas des acides nucléiques, chacune de ces zones de reconnaissance est associée à une seule sorte de molécule de capture qui est préférentiellement, mais pas de manière limitative, différente des autres zones de reconnaissance qui constituent le même échantillon. Ainsi, il est possible soit d'augmenter la taille de

chaque zone de reconnaissance, soit d'avoir plusieurs zones de reconnaissance associées à la même sorte de molécule de capture, et ce dans le but d'augmenter le signal à détecter.

5 Lorsque le signal est représenté sous la forme de cartographie, on a alors la mesure de plusieurs zones de reconnaissance, qui correspondent à plusieurs molécules cibles hybridées ou non sur les molécules de capture.

10 De plus, une ou plusieurs de ces zones de reconnaissance peuvent être affectés à un ou plusieurs échantillons de calibration évoqués précédemment.

 Lorsque cela est nécessaire, le signal de déviation peut être converti en valeur d'absorption par exemple par l'intermédiaire d'un échantillon de 15 référence ou échantillon de calibration. Cet échantillon de référence, dont l'absorption est connue et stable, peut faire l'objet d'une mesure de déflexion photothermique dans les mêmes conditions expérimentales 20 que pour l'échantillon. La valeur obtenue permet par exemple de calculer un coefficient de conversion du signal électrique mesuré en niveau d'absorption.

 Enfin, lorsque la méthode photothermique est une méthode de lentille thermique, on utilise un faisceau 25 incident qui peut être un faisceau laser choisi parmi un laser argon continu à 275 nm, ou un laser YAG quadruplé de longueur d'onde 266 nm.

 La méthode de lentille thermique est intéressante car le montage est plus simple.

30 En effet, dans ce cas, il n'y a qu'un seul laser qui fait office de laser sonde et de laser pompe. Après

interaction avec l'échantillon, le point de focalisation est modifié. La mesure consiste simplement à mesurer le changement du flux lumineux au point initial. Le faisceau pompe peut être utilisé soit en transmission, c'est-à-dire à travers l'échantillon, soit en réflexion.

L'originalité de l'invention repose donc notamment sur le fait que jamais une technique photothermique n'a été utilisée pour la détection d'une reconnaissance moléculaire par exemple d'une hybridation d'oligonucléotides sur un support solide. Plus généralement, aucune méthode basée sur la mesure de variation d'absorption n'a été utilisée pour ce type de détection sur support.

Le procédé de la présente invention présente notamment l'avantage de ne nécessiter aucune étape de marquage ni marqueur. Il peut être utilisé par exemple avantageusement pour un test diagnostique par une détection d'hybridation d'acides nucléiques. Cette utilisation sera illustrée dans les exemples d'application ci-dessous.

De plus, il permet de détecter des absorptions et des variations d'absorption très faible, par exemple de quelques dixièmes de parties par million.

La présente invention se rapporte également à un dispositif pour la mise en oeuvre du procédé de l'invention, ledit dispositif comprenant les éléments suivants :

- un moyen de positionnement du support solide,

- un moyen d'éclairage dudit support,
- un moyen de détection de l'absorption de la lumière par l'échantillon porté par le support, lorsqu'il est éclairé par ledit moyen
- 5 d'éclairage, et
- un moyen de positionnement dudit moyen d'éclairage et dudit moyen de détection.

Selon l'invention, le moyen de positionnement du support peut être tout moyen connu de déplacement précis dudit support par exemple des platines de translation et de rotation micrométrique par exemple de la marque de commerce MicroContrôle. Ces moyens peuvent être motorisés afin de permettre une automatisation

10

15 notamment pour une cartographie.

Selon l'invention, les moyens d'éclairage de l'échantillon et de détection de l'absorption de la lumière par l'échantillon peuvent être choisis notamment en fonction de la méthode photothermique utilisée, du support et de la reconnaissance moléculaire à détecter. Le moyen d'éclairage de l'échantillon peut être par exemple un faisceau pompe tel qu'il est défini précédemment.

20

Lorsqu'il s'agit d'une méthode de déflexion photothermique, le moyen de détection de l'absorption peut comprendre un faisceau sonde et des moyens de détection de la réfraction ou de la réflexion d'un faisceau sonde. Ces moyens sont décrits ci-dessous et dans les exemples suivants.

25

Lorsqu'il s'agit d'une méthode de lentille thermique, le moyen de détection peut comprendre un

30

faisceau sonde et un diaphragme placé au point de focalisation.

Selon l'invention, les moyens de positionnement des moyens d'éclairage et de détection précités peuvent
5 être des moyens tels que ceux précités pour le positionnement du support.

D'autres éléments de l'invention et avantages apparaîtront encore à la lecture de la description et
10 des exemples qui suivent en référence aux dessins en annexe, donnés bien entendu à titre illustratif et non limitatif.

Brève description de l'annexe et des figures

15 La liste des séquences illustrant l'exemple 4 est donnée dans l'annexe.

- 20 - la figure 1 est une illustration schématique des configurations transverse (figure 1a) et colinéaire (figure 1b) des faisceaux pompe et sonde dans une détection par déflexion photothermique selon le procédé de l'invention ;
- la figure 2 est une illustration schématique de différentes configurations de détection de la
25 déviation du faisceau sonde ;
- la figure 3 est une illustration schématique d'une mesure de l'absorption d'un échantillon par la méthode de déflexion photothermique selon l'invention ;

- la figure 4 est un schéma illustrant un dispositif pour la mise en oeuvre du procédé de la présente invention ;
- 5 - la figure 5 est un graphique illustrant des résultats de mesure de l'absorption d'un échantillon constitué d'acides nucléiques selon le procédé de la présente invention ;
- la figure 6 est une cartographie d'une détection selon le procédé de la présente invention réalisée sur un échantillon 10 comportant deux rangées de plots d'oligonucléotides ;
- les figures 7a et 7b sont des histogrammes qui 15 représentent le nombre de pixels de la cartographie de la figure 6.

Exemples

Exemple 1 : méthode de mesure

20 Le système utilisé selon l'invention est basé sur la déflexion photothermique en configuration transverse.

La figure 3 en annexe est une illustration schématique de principe d'une mesure de l'absorption 25 d'un échantillon par la méthode de déflexion photothermique selon l'invention.

Sur cette figure, le faisceau pompe 15 est issu d'un laser argon continu à 275 nm (COHERENT de type INOVA 40 (marque de commerce), il est focalisé sur 30 l'échantillon 7 à l'aide d'un miroir sphérique (non représenté), le diamètre du spot (non représenté) est

d'environ 70 microns à la surface de l'échantillon 7. La longueur d'onde du faisceau pompe est choisie de manière à permettre la détection de l'hybridation d'acides nucléiques. La puissance du faisceau pompe est
5 de 300 mW en sortie du laser.

Le faisceau sonde 17 est celui d'un laser Hélium-Néon à 633 nm. La longueur d'onde de ce faisceau sonde est indifférente. Selon l'invention, une longueur d'onde éloignée de celle du faisceau pompe permet
10 d'obtenir un meilleur rapport signal sur bruit.

La détection de la déflexion est effectuée à l'aide d'un détecteur quatre quadrants -B- (voir figure 2) suivi d'une électronique d'amplification et de soustraction (non représentée). La référence 17a indique
15 le faisceau sonde dévié par déflexion photothermique. L'angle θ indique l'angle d'incidence du faisceau pompe par rapport à la normale 20 à l'échantillon (indiquée en trait mixte).

Un filtre interférentiel (non représenté)
20 sélectionnant la longueur d'onde du faisceau sonde peut être placé devant le détecteur quatre quadrants afin d'éviter l'influence d'une lumière parasite provenant du faisceau pompe modulé.

Dans le dispositif de la présente invention, le
25 laser sonde, le détecteur quatre quadrants et l'électronique associée peut faire partie intégrante d'une cellule de mesure commerciale par exemple celle de la société ALIS. Le signal issu de cette cellule est envoyé vers une détection synchrone.

30 Le faisceau pompe peut être modulé grâce à un disque à fente mécanique, appelé aussi ci-après chopper

mécanique, dont la fréquence est réglable. Le signal de commande du chopper sert de référence à la détection synchrone. La fréquence est de 157 Hz. Le signal mesuré est obtenu à la sortie de la détection synchrone
5 (amplitude du signal de déviation à la fréquence de modulation du faisceau pompe).

Le positionnement de l'échantillon et des deux faisceaux les uns par rapport aux autres est assuré par des platines de translation et de rotation (marque de
10 commerce Micro-Contrôle, dont certaines sont motorisées afin de permettre une automatisation pour une cartographie, par exemple d'une biopuce, et dans certaines phases du réglage. Les réglages sont effectués automatiquement afin de maximiser le signal
15 de déflexion dans un plan orthogonal à l'échantillon contenant le faisceau sonde. Lors des cartographies, si cela est nécessaire, un déplacement correctif est effectué dans une direction orthogonale aux axes de balayage de la cartographie afin de garantir la
20 conservation d'un positionnement relatif correct au cours de la cartographie. Ce déplacement correctif est déterminé automatiquement dans une étape préliminaire de mesure. L'angle d'incidence du faisceau pompe par rapport à la normale à l'échantillon, et l'orientation
25 de la cellule par rapport à l'échantillon, peuvent être réglables. Les positions et orientations relatives des faisceaux sonde et pompe peuvent être également réglables indépendamment.

Un schéma d'un dispositif selon l'invention est
30 représenté sur la figure 4 annexée. Sur cette figure, un obturateur, non représenté sur le schéma, permet de

est ensuite réalisée par les techniques classiques de silanisation, par exemple par incubation du support dans une solution de toluène, aminopropyldiméthylethoxysilane (AMPME) 1%. Durant
5 cette étape, les silanes réagissent avec les groupements silanols générés au cours du traitement par le mélange sulfochromique. Il en résulte la formation d'une couche de silane porteuse de groupements amine sur lesquels il est possible de greffer des
10 oligonucléotides.

Greffage des oligonucléotides

Les oligonucléotides, qui constituent les molécules de capture, sont greffés sur le support soit
15 directement, soit par l'intermédiaire d'une molécule d'avidine.

Dans ce dernier cas, une molécule d'avidine est préalablement greffée sur le silane par l'intermédiaire d'un agent de couplage, le phénylène-diisothiocyanate
20 (PDC). L'avidine présente une forte affinité pour une petite molécule : la biotine. Elle peut donc reconnaître et fixer très fortement un oligonucléotide porteur d'une biotine. Le support est donc incubé dans une solution de diméthylformamide/pyridine 10% PDC
25 0,2%. Après lavage et séchage du support, l'avidine est déposée sous forme de gouttes de quelques millimètres de diamètre sur le support. Au même endroit est déposé l'oligonucléotide porteur d'une biotine.

Exemple 3 : Utilisation des supports fonctionnalisés

Cette étape consiste à effectuer l'hybridation d'acides nucléiques ou de fragments de ceux-ci, qui constituent les molécules cibles présente dans la solution à tester. Elle consiste essentiellement en deux étapes :

- 1) hybridation des acides nucléiques (dans l'expérience décrite, un oligonucléotide complémentaire), et
- 2) lavage des acides nucléiques non hybridés.

Bien entendu préalablement à ces étapes et dans le cas particulier des acides nucléiques, il peut y avoir nécessité à effectuer d'autres étapes préparatoires pour obtenir la solution à tester. Ces étapes peuvent être des étapes d'extraction, d'amplification et de clivage.

Extraction

Cette extraction est réalisée de manière tout à fait classique. En fait, on peut utiliser n'importe quelle technique d'extraction d'ADN, permettant d'obtenir du matériel susceptible d'être ultérieurement amplifié par un procédé d'amplification. Ces techniques de lyse des cellules, avec extraction puis purification des acides nucléiques sont habituellement celles recommandées pour des analyses génétiques, ou techniques rapides utilisant des produits commerciaux, tels que QIAmp Blood Kit (Marque déposée) de QIAGEN S.A.

Amplification

Ainsi, il peut être judicieux d'augmenter le nombre de molécules cibles en amplifiant le signal. De très nombreuses techniques d'amplification existent.

5 L'état de la technique décrit des méthodes permettant d'amplifier des séquences nucléotidiques utilisant des amorces spécifiques de ces séquences à amplifier. Ainsi on peut amplifier un fragment d'acide nucléique d'intérêt au sein d'une préparation d'acides
10 nucléiques. De nombreuses techniques utilisent des oligonucléotides complémentaires de la séquence cible servant d'amorces pour l'élongation par une polymérase.

Pour l'amplification des ADN, il existe la PCR (Polymerase Chain Reaction), telle que décrite dans les
15 brevets US-A-4,683,195, US-A-4,683,202 et US-A-4,800,159, la LCR (Ligase Chain Reaction), exposée par exemple dans la demande de brevet EP-A-0.201.184, ou la RCR (Repair Chain Reaction), décrite dans la demande de brevet WO-A-90/01069.

20 Pour l'amplification des ARN, plusieurs techniques ont aussi été décrites dans différents documents. Ces techniques sont les suivantes :

- 3SR (Self Sustained Sequence Replication) avec la demande de brevet WO-A-90/06995,
- 25 - NASBA (Nucleic Acid Sequence-Based Amplification) avec la demande de brevet WO-A-91/02818,
- SPSR (Single Primer Sequence Replication) avec le brevet US-A-5,194,370, et
- TMA (Transcription Mediated Amplification) avec le
30 brevet US-A-5,399,491.

Clivage

Le clivage peut également être judicieux car le produit des amplifications peut être constitué d'acides nucléiques de grandes tailles. Ainsi, lorsque l'on hybride de tels acides nucléiques cibles sur des molécules de capture, les duplex formés après hybridation avec les acides nucléiques cibles sont peu stables. C'est également le cas lorsque les polynucléotides sont utilisés en tant que sondes de détection. Les raisons peuvent être dues à la gêne stérique ou au manque de spécificité entre la molécule de capture, qui a été synthétisé, et sa molécule cible qui n'est pas forcément de même taille. Il va donc y avoir une perte quantitative et qualitative du signal.

La gêne stérique peut être le fait, non seulement, de la longueur de l'acide nucléique, mais également de l'existence ou de la conservation de structures secondaires. Le clivage permet de détruire ces structures et ainsi d'optimiser l'hybridation. Cette gêne stérique joue un rôle particulièrement important dans le cas de l'hybridation sur des surfaces contenant des sondes de capture à forte densité, par exemple les puces à ADN mises au point par la société Affymetrix ("Accessing Genetic Information with High-Density DNA arrays", M. Shee et al., Science, 274, 610-614. "Light-generated oligonucleotide arrays for rapide DNA sequence analysis", A. Caviani Pease et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 1994, 91, 5022-5026). Dans cette technologie, les sondes de capture sont généralement de tailles réduites, autour de vingt nucléotides.

En ce qui concerne le clivage des acides nucléiques, de nombreuses méthodes sont décrites dans l'état de la technique. Premièrement, le clivage peut être enzymatique, c'est-à-dire que la fragmentation des acides nucléiques peut être réalisée par des nucléases (DNases ou RNases). On génère alors des fragments de petites tailles avec des extrémités 3'-OH, 5'-OH, 3'-phosphate, 5'-phosphate.

Deuxièmement, le clivage peut être chimique. Par exemple dans le cas des ADN, on peut effectuer la dépurination ou la dépyrimidination des ADN, qui sont alors clivés en présence d'une base par un mécanisme dit de « β -élimination ». Le clivage des ADN peut être réalisé par des mécanismes d'oxydation, d'alkylation, d'addition de radicaux libres entre autres. Pour cliver les ARN, on utilise des cations métalliques souvent associés à des molécules organiques utilisées comme catalyseurs chimiques, par exemple l'imidazole. Ce clivage est préférentiellement réalisé en milieu alcalin et génère des fragments avec des extrémités 3'-phosphate.

Hybridation

Le support sur lequel sont greffés les oligonucléotides est alors incubé dans une solution contenant l'oligonucléotide complémentaire par exemple une solution SSPE 6X + Triton X-100 à 0,05% + cible à 20 nM ; 30 min. à 35°C.

Lavage des acides nucléiques non hybridés

Après hybridation, les acides nucléiques n'ayant pas hybridés sont éliminés par lavages dans la même solution SSPE 6X + Triton X-100 0,05%.

5 Juste avant la détection selon le procédé de la présente invention, les échantillons sont sortis de leur solution de lavage, passés rapidement sous l'eau pour éliminer le tampon en prenant garde de ne pas "déshybrider" les acides nucléiques, et séchés à l'air.

10

Résultats

Une cartographie est réalisée sur un échantillon comportant deux rangées de plots d'oligonucléotides. Chaque plot fait environ trois millimètres de diamètre.

15 Les plots de la rangée inférieure comportent des oligonucléotides 32mères hybridés par leur complémentaire alors que ceux de la rangée supérieure comportent un autre oligonucléotide 32mères, non complémentaire. Le pas de cartographie est de
20 250 microns.

Le temps de mesure est de 5 secondes par point dont une seconde avant ouverture de l'obturateur. Le point de mesure est donc illuminé pendant 4 secondes. Les mesures sont effectuées aussi rapidement que
25 possible pendant cette durée. Le délai visé entre chaque mesure est d'un dixième de seconde. En chaque point de mesure, on dispose donc d'un signal dépendant du temps. L'allure de la variation du signal en fonction du temps est représentée par la courbe sur la
30 figure 5 annexée.

Sur cette figure, sur l'ordonnée, S représente le signal en unité d'absorbance, et sur l'abscisse, t représente le temps en secondes.

Le signal comporte une période de bruit de fond, avant ouverture de l'obturateur, suivie d'une montée rapide après l'ouverture. Lorsqu'un maximum est atteint, le signal mesuré redescend, traduisant en cela l'évolution de l'échantillon au point de mesure. Pour comparer les signaux obtenus en chaque point de la cartographie, il a été préférable d'extraire de chaque signal une valeur qui puisse être affichée sous forme de cartographie. Cette valeur peut être par exemple le maximum mesuré ou la valeur à un temps de mesure donné. Il est également possible d'ajuster une fonction bien choisie à chaque signal temporel et choisir comme valeur représentative l'un des paramètres d'ajustement de la fonction ou le maximum de celle-ci. Après cette phase de traitement, le résultat est affiché sous forme de cartographie.

La cartographie que nous avons obtenue expérimentalement est donnée sur la figure 6 en annexe. Il s'agit des maxima du signal mesuré en chaque point de la cartographie, maxima ayant lieu pour t proche de 1,5 seconde. Sur cette cartographie, les plots d'oligonucléotides, hybridés ou non, se distinguent parfaitement du fond dont l'absorption est beaucoup plus faible. Les plots de la colonne de droite, de couleur bleu clair sur la cartographie, ont une absorption plus faible que ceux de la colonne de gauche, de couleur verte à jaune sur la cartographie ; les rectangles noirs correspondent à des zones non

cartographiées, car il y a eu un décalage manuel du support pendant l'acquisition de la cartographie pour mieux voir les plots de la colonne de droite. L'observation de la cartographie suffit donc pour
5 déterminer si un plot d'oligonucléotide est hybridé ou non.

Les histogrammes des figures 7a et 7b en annexe représentent le nombre de pixels de la cartographie (axe des ordonnées) pour une intensité de signal donnée
10 (axe des abscisses), à deux échelles différentes pour les ordonnées. On voit clairement apparaître trois modes, correspondant à l'absorption du fond, des oligonucléotides non hybridés, et des oligonucléotides hybridés. Ces modes sont bien séparés ce qui permet
15 d'utiliser des méthodes de traitement d'image permettant de reconnaître automatiquement les plots hybridés ou non. Un simple seuillage permet par exemple de ne conserver que les plots hybridés et quelques points absorbants aisément distingués des plots de
20 mesure.

Exemple 4 : Test diagnostique

Une partie importante de la composante génétique de la susceptibilité à la polyarthrite rhumatoïde a pu
25 être associée aux gènes HLA-DRB, codant pour la chaîne b des molécules HLA-DR impliquées dans la présentation des peptides aux lymphocytes T, fonction pivot au cœur des mécanismes de régulation de la réponse immunitaire. Il a été montré plus précisément que la présence d'une
30 séquence particulière de cinq acides aminés, correspondant aux positions 70 à 74 de la troisième

région hypervariable des molécules HLA-DRb1, était retrouvée pour différents allèles rapportés comme étant associés à la polyarthrite rhumatoïde. L'implication de cet « épitope partagé » correspondant aux séquences
5 QKRAA ou QRRAA ou RRRAA (code à une lettre des acides aminés) est désormais bien documentée.

Toutefois, si ce groupe d'allèles DRB1*04 est effectivement associé à la polyarthrite rhumatoïde, tous les allèles actuellement connus (DRB1*0401 à
10 DRB1*0427) ne sont pas forcément associés à cette maladie. Il peut en résulter que si l'on se limite à un typage du groupe d'allèles DRB1*04, en fonction des allèles présents, on pourra obtenir, outre de vrais positifs ou de vrais négatifs, des faux positifs qui
15 vont alarmer inutilement le médecin et le patient.

Dans le cas d'une technique de biologie moléculaire (analyse des allèles DRB1 : résultats rendus selon la nomenclature DRB1*01 à DRB1*10), le clinicien s'intéresse essentiellement à la présence
20 d'allèle(s) DRB1*04.

En cas de résultats suggérant une prédisposition à la maladie, un deuxième test est généralement pratiqué, utilisant une technique de biologie moléculaire dite de haute résolution dite de sous-typage du DR4, pour
25 préciser l'allèle DRB1*04 (DRB1*0401 à 0427 selon la nomenclature officielle en 1998), seuls les allèles DRB1*0401, 0404, 0405 et 0408 étant rapportés comme étant associés à la maladie.

Extraction

L'extraction est effectuée par des produits commerciaux évoqués précédemment, tels que QIAmp Blood Kit (Marque déposée) de QIAGEN S.A.

5

Amplification

Cette amplification concerne le locus HLA-DR, incluant la région de l'exon 2 qui correspond aux codons 5 à 94 selon la nomenclature officielle, des gènes HLA-DRB. Le tableau 1 ci-dessous décrit les amorces utilisées lors de l'amplification par PCR de ce locus précédemment décrit. Il donne également l'ensemble des conditions physico-chimiques permettant la réalisation de cette amplification.

15

Amorces	- P1 (amorce 5'-DR) : CCG GAT CCT TCG TGT CCC CAC AGC ACG (5'>3') - P2 (amorce 3'-DR) : TCG CCG CTG CAC TGT GAA G (5'>3')
Mélange réactionnel	- tampon 10X TEMAG (*) : 10 µl - dNTPs (20 mM) : 1 µl (0.2 mM final) - P1 (30 µM) : 0.8 µl (0.25 µM final) - P2 (30 µM) : 0.8 µl (0.25 µM final) - AmpliTaq (5 U/µl) : 0.5 µl (2.5 U) - ADN : 100-500 ng - H ₂ O : QSP 100 µl
Programme d'amplification	(5 min à 96°C) + 10 x (10 sec à 98°C + 30 sec à 65°C + 30 sec à 72°C) + 30 x (20 sec à 96°C + 30 sec à 65°C + 30 sec à 72°C)

Tableau 1 : amplification simultanée de la région d'intérêt HLA-DR

20 (*) : Tampon 10X TEMAG : 500 mM Tris-HCl pH 8.8 , 150 mM Sulfate Ammonium, 15 mM MgCl₂, 500 µM EDTA, 0.1 % gélatine

Dans cet exemple, la distance séparant les deux amorces P1 et P2 est choisie pour être suffisamment courte pour ne pas avoir à effectuer de clivage. Bien entendu, si les amplicons réalisés le nécessitent, 5 cette fragmentation des acides nucléiques peut être effectuée selon les moyens et conditions exposés plus haut.

Préparation des supports fonctionnalisés

- 10 Pour pouvoir réaliser une étude de prédisposition génétique à la polyarthrite rhumatoïde, il y a lieu d'utiliser un ensemble de réactions d'hybridation mettant en œuvre un jeu de sondes oligonucléotidiques permettant l'analyse précise d'allèles ou de groupes
- 15 d'allèles HLA-DRB1 et HLA-B*27. Le tableau 2 décrit l'ensemble des sondes qui est utilisé pour la détection de ces deux maladies. Les indications qui sont données de la gauche vers la droite sont les suivantes :
- la référence de la sonde attribué dans la
 - 20 nomenclature HLA,
 - le numéro de la séquence attribué dans ce document,
 - le gène HLA concerné,
 - la séquence constituant cette sonde, et
 - la localisation des codons (trois nucléotides) sur
 - 25 les gènes HLA.

Sonde	SEQ ID NO	Gène HLA	Séquence (5'>3')	Localisation (codons)
C +	1	DR	TTC GAC AGC GAC GTG GGG	40-45
C -	2	-	TAT GAA ACT TAT GGG GAT AC	-
4	3	DR	GAT ACT TCT ATC ACC A	29-34
QK71	4	DR	GAG CAG AAI CGG ICC <i>GAG CAG AAG CGG GCC</i>	69-73
IDE71	5	DR	CTG GAA GAC GAI CGG <i>CTG GAA GAC GAG CGG</i>	68-72
E74	6	DR	AGC AIA IGC IGG ICI AII <i>AGC AGA GGC GGG CCG AGG</i>	69-75
QR71	7	DR	CAG AGG CGI GII ICI GTG <i>CAG AGG CGG GCC GCG GTG</i>	70-75
S57	8	DR	GCC TAG CGC CGA GTA	55-60
1	11	DR	TGG CAG CTT AAG TTT GAA	9-14
52	12	DR	TAC TCT ACG TCT GAG T	10-15
2	13	DR	CAG CCT AAG AGG GAG TG	10-15
7+9	14	DR	IAG GTI GAC AIC GTG TGC <i>CAG GTG GAC ACC GTG TGC</i>	74-79
10	15	DR	GGA GGA GGT TAA GTT	8-13
8+12	16	DR	CTC TAC GGG IGA GT <i>CTC TAC GGG TGA GT</i>	10-15
3	19	DR	CCG GGT GGA CAA CIA C <i>CCG GGT GGA CAA CTA C</i>	73-78

Tableau 2 : Sondes oligonucléotidiques

- 5 Pour certaines sondes, une deuxième séquence en caractères italiques précise la séquence naturelle, c'est-à-dire uniquement constituée des quatre nucléotides adénosine (A), thymine (T), guanine (G) et cytosine (C). Les autres séquences reprennent les mêmes
- 10 nucléotides à l'exception de la substitution de certains par des nucléotides différents. Dans le cas présent, il s'agit de l'inosine. L'utilisation des inosines permet d'améliorer encore la spécificité des sondes vis-à-vis des séquences auxquelles elles vont

s'hybrider. La spécificité des sondes de captures est bien précisée dans le tableau 3 ci-après.

Sonde	SEQ ID NO	Spécificité
C +	1	Tous les DRB1*
C -	2	Aucun
4	3	DRB1*04
QK71	4	DRB1*0401, allèle possédant le motif QKRAA correspondant à l'épitope partagé
IDE71	5	DRB1*0402
E74	6	DRB1*0403, 0406 et 0407
QR71	7	DRB1*0101, 0404, 0405, 0408 et 1402, allèle possédant le motif QRRAA correspondant à l'épitope partagé
S57	8	DRB1*0405
1	9	DRB1*01
52	10	DRB1*03, 11, 13 et 14
2	11	DRB1*02
7+9	12	DRB1*07 et 09
10	13	DRB1*10
3	14	DRB1*03
8+12	15	DRB1*08 et 12

5

Tableau 3 : Spécificités principales des molécules ou sondes de capture

Ces sondes sont ensuite mises en place sur le support solide comme évoquées précédemment. Bien entendu pour faciliter l'analyse ultérieure, il convient de positionner chaque type de sonde sur un point ou une zone de reconnaissance.

Dans le cas présent. il y a nécessité d'avoir quinze zones de reconnaissance différentes, en incluant les contrôles, qu'ils soient positif ou négatif. Il est également possible d'effectuer d'autres tests sur un même support solide, il suffit pour cela d'augmenter le nombre de zones de reconnaissance.

Zones de reconnaissance		Zones de reconnaissance	
C +	SEQ ID NO 1	1	SEQ ID NO 9
C -	SEQ ID NO 2	52	SEQ ID NO 10
4	SEQ ID NO 3	2	SEQ ID NO 11
QK71	SEQ ID NO 4	7	SEQ ID NO 12
IDE71	SEQ ID NO 5	10	SEQ ID NO 13
E74	SEQ ID NO 6	8+12	SEQ ID NO 14
QR71	SEQ ID NO 7	3	SEQ ID NO 15
S57	SEQ ID NO 8		

Tableau 4 : Organisation des différentes zones de reconnaissance sur le support solide

10

Il y a un contrôle positif (SEQ ID NO 1), qui permet de détecter tous les allèles du gène DRB1*, ce qui permet de contrôler que l'amplification a bien concerné la région d'intérêt comprise entre les amorces P1 et P2 décrites dans le tableau 1. Le contrôle négatif (SEQ ID NO 2) n'a pas d'objectif diagnostique, il n'est présent que pour répondre à certaines normes. Cette séquence n'est absolument pas spécifique du HLA, et correspond à une séquence aléatoire non retrouvée chez les gènes HLA.

15
20

La SEQ ID NO 3 permet le typage de l'ensemble des allèles qui constitue le groupe DRB1*04. Elle permet

l'identification de tous les allèles DRB1*04, allèles appartenant au groupe défini par des techniques de typage HLA par sérologie, comme le groupe DR4. Il s'agit d'une sonde à faible résolution, c'est-à-dire
5 que de nombreux allèles peuvent être reconnus par celle-ci.

Les SEQ ID NO 4 à 8 permettent, quant à elles, le sous-typage de certains des allèles qui constituent le groupe DRB1*04, en précisant le ou les allèles
10 partageant une séquence particulière. Il s'agit de sondes à haute résolution, c'est-à-dire que quelques allèles, voire un seul, peuvent être reconnus par une de ces sondes.

Toutes ces sondes sont utilisées pour détecter les
15 allèles possédant l'épitope partagé associés à la prédisposition génétique à la polyarthrite rhumatoïde. Plus particulièrement, les sondes SEQ ID NO 4 et 7 permettent de détecter les allèles associés à la susceptibilité à la polyarthrite rhumatoïde, et les
20 sondes SEQ ID NO 5 et 6 permettent de détecter les allèles associés à la résistance à ladite polyarthrite rhumatoïde. La sonde SEQ ID NO 8 permet de confirmer la présence d'un allèle DRB1*0405.

25

Résultats

Dans les résultats ci-après exposés, on a travaillé avec des solutions à tester dont on connaissait les caractéristiques, afin de pouvoir
30 contrôler si les résultats obtenus avec le procédé

d'analyse, selon la présente invention, sont bien conformes à la réalité.

1ère SOLUTION A TESTER :

5 Le tableau 5 qui suit, met en évidence les valeurs de signal obtenues avec la première solution à tester, auxquelles on a soustrait la valeur du signal de la sonde SEQ ID NO 2 (témoin négatif). Ces valeurs plus ou moins éloignées de la valeur zéro, permettent de
10 déduire si l'hybridation a eu lieu ou non. La valeur 0 a été mise pour toutes les valeurs ne se distinguant pas significativement de la valeur obtenue pour SEQ ID NO 2 (écart inférieur à deux fois l'erreur standard à la moyenne calculée pour la sonde SEQ ID NO 2).

15

Sonde associée à la zone de reconnaissance	Signal (unité arbitraire)	+ / -	Sonde associée à la zone de reconnaissance	Signal (unité arbitraire)	+ / -
SEQ ID NO 1	3000	+	SEQ ID NO 9	0	-
SEQ ID NO 2	-	-	SEQ ID NO 10	0	-
SEQ ID NO 3	920	+	SEQ ID NO 11	2100	+
SEQ ID NO 4	260	+	SEQ ID NO 12	0	-
SEQ ID NO 5	0	-	SEQ ID NO 13	0	-
SEQ ID NO 6	0	-	SEQ ID NO 14	0	-
SEQ ID NO 7	0	-	SEQ ID NO 15	0	-
SEQ ID NO 8	0	-			

Tableau 5 : Résultats d'hybridation obtenus avec la première solution à tester

L'analyse du HLA-DR montre que :

- la sonde SEQ ID NO 1 est positive : l'amplification HLA-DR et le test d'hybridation ont correctement fonctionné,
- 5 - les sondes SEQ ID NO 3 et SEQ ID NO 4 sont positives : un allèle DRB1*0401 est présent, et
- la sonde SEQ ID NO 11 est positive : un allèle DRB1*02 est présent.

En conclusion, il y a présence d'un allèle de
 10 susceptibilité à la polyarthrite rhumatoïde (DRB1*0401), le second allèle étant DRB1*02 qui fait preuve de neutralité vis-à-vis de la polyarthrite rhumatoïde.

Le typage HLA de ce premier échantillon était HLA-
 15 DRB1*0401 / 1602.

2ème SOLUTION A TESTER :

Le tableau 6 qui suit, met en évidence les valeurs de DO obtenues avec la deuxième solution à tester.

Sonde associée à la zone de reconnaissance	Signal (unité arbitraire)	+ / -	Sonde associée à la zone de reconnaissance	Signal (unité arbitraire)	+ / -
SEQ ID NO 1	3000	+	SEQ ID NO 9	0	-
SEQ ID NO 2	0	-	SEQ ID NO 10	0	-
SEQ ID NO 3	310	+	SEQ ID NO 11	2700	+
SEQ ID NO 4	0	-	SEQ ID NO 12	0	-
SEQ ID NO 5	370	+	SEQ ID NO 13	0	-
SEQ ID NO 6	0	-	SEQ ID NO 14	0	-
SEQ ID NO 7	0	-	SEQ ID NO 15	0	-
SEQ ID NO 8	0	-			

20 Tableau 6 : Résultats d'hybridation obtenus avec la deuxième solution à tester

Il y a quatre sondes positives, qui sont :

- la sonde SEQ ID NO 1 : l'amplification HLA-DR et le test d'hybridation ont bien fonctionné,
- 5 - la sonde SEQ ID NO 3 : il y a présence d'au moins un allèle DRB1*04,
- la sonde SEQ ID NO 5 : il y a présence d'un allèle DRB1*0402, et
- la sonde SEQ ID NO 11 : il y a présence d'un allèle
10 DRB1*02.

Il s'agit donc de deux allèles DR4, non impliqués dans la susceptibilité génétique à la polyarthrite rhumatoïde DRB1*0402 et DRB1*02.

Le typage HLA de ce troisième échantillon était
15 HLA-DRB1*0402 / 02.

Références

Doc.1 :

- 5 Balladur, V., Theretz, A., and Mandrand, B.
Determination of the Main Forces Driving DNA
Oligonucleotide Adsorption onto Aminated Silica
Wafers. *J.Colloid Interface Sci* 194(2):408-418,
1997.

Doc. 2 :

- 10 Cornell, B.A., Braach-Maksvytis, V.L.B., King,
L.G., Osman, P.D.J., Raguse, B., Wieczorek, L.,
and Pace, R.J. A biosensor that uses ion-channel
switches. *Nature* 387:580-583, 1997.

Doc. 3 :

- 15 Elaïssari, A., Cros, P., Pichot, C., Laurent, V.,
and Mandrand, B. Adsorption of oligonucleotides
onto negatively and positively charged latex
particles. *Colloids and Surfaces* 83:25-31, 1994.

Doc. 4 :

- 20 Guo, Z., Guilfoyle, A., Thiel, A.J., Wang, R.,
and Smith, L.M. Direct fluorescence analysis of
genetic polymorphisms by hybridization with
oligonucleotide arrays on glass supports.
Nucl.Acids Res. 22(24):5456-5465, 1994.

Doc. 5 :

- 25 Kohsaka, H., Taniguchi, A., Richman, D.D., and
Carson, D.A. Microtiter format gene
quantification by covalent capture of competitive

PCR products: application to HIV-1 detection.
Nucl.Acids Res. 21(15):3469-3472, 1993.

Doc. 6 :

- 5 Maskos, U. and Southern, E.M. Oligonucleotide hybridisations on glass supports: a novel linker for oligonucleotide synthesis and hybridisation properties of oligonucleotides synthesised in situ. Nucl.Acids Res. 20(7):1679-1684, 1992.

Doc. 7 :

- 10 Matson, R.S., Rampal, J.B., and Coassin, P.J. Biopolymer synthesis on polypropylene supports-I. Oligonucleotides. Analytical Biochemistry 217:306-310, 1994.

Doc. 8 :

- 15 Noy, A., Vezenov, D.V., Kayyem, J.F., Meade, T.J., and Lieber, C.M. Stretching and breaking duplex DNA by chemical force microscopy. Chem.Biol. 4(7):519-527, 1997.

Doc. 9 :

- 20 Pease, A.C., Solas, D., Sullivan, E.J., Cronin, M.T., Holmes, C.P., and Fodor, S.P. Light-generated oligonucleotide arrays for rapid DNA sequence analysis. Proceedings of the National Academy of Sciences USA 91:5022-5026, 1994.

25 **Doc. 10 :**

Porath, J., Carlsson, J., Olsson, I., and Belfrage, G. Metal chelate affinity chromatography, a new approach to protein fractionation. Nature 258(5536):598-599, 1975.

ANNEXE

Liste de séquences

5 (1) INFORMATIONS GENERALES :

(i) DEPOSANT :

(A) NOM : BIOMERIEUX S.A.

(B) RUE : Chemin de l'Orme

(C) VILLE : Marcy-l'Etoile

10 (E) PAYS : France

(F) CODE POSTAL : 69280

(G) TELEPHONE : (33) 78.87.20.00

(H) TELECOPIE : (33) 78.87.20.90

15 (ii) TITRE DE L'INVENTION : Procédé d'analyse de la prédisposition
génétique d'un patient à au moins une maladie génétique

(iii) NOMBRE DE SEQUENCES : 19

(iv) FORME DECHIFFRABLE PAR ORDINATEUR :

(A) TYPE DE SUPPORT : Floppy disk

(B) ORDINATEUR : IBM PC compatible

20 (C) SYSTEME D'EXPLOITATION : PC-DOS/MS-DOS

(D) LOGICIEL : PatentIn Release #1.0, version #1.30 (OEB)

(2) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 1 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

25 (A) LONGUEUR : 18 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

(iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

30 (D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

(iv) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 1

TTCGACAGCG ACGTGGGG

10

5 (3) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 2 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

(A) LONGUEUR : 20 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

10 (iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

(A) NOM/CLE : amorce

(D) AUTRES INFORMATIONS :

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 2

15 TATGAAACTT ATGGGGATAC

10

20

(4) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 3 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

20 (A) LONGUEUR : 16 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

(iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

25 (A) NOM/CLE :

(D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 3

GATACTTCTA TCACCA

10

30

(5) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 4 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

(A) LONGUEUR : 15 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

5 (ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

(iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

(A) NOM/CLE :

(B) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

10 (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 4

GAGCAGAAIC GG ICC

10

(6) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 5 :

15 (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

(A) LONGUEUR : 15 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

(iii) HYPOTHETIQUE : non

20 (ix) CARACTERISTIQUES :

(A) NOM/CLE :

(D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 5

CTGGAAGACG AICGG

25 10

(7) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 6 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

(A) LONGUEUR : 18 nucléotides

30 (B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

(iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

(A) NOM/CLE : amorce

(B) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

5

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 6

AGCAIAIGCI GGICIAII

10

10 (8) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 7 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

(A) LONGUEUR : 18 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

15

(iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

(A) NOM/CLE :

(D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 7

20 CAGAGGCGIG IIICIGTG

10

(9) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 8 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

25

(A) LONGUEUR : 15 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

(iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

30

(A) NOM/CLE :

(D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 8
GCCTAGCGCC GAGTA

10

5 (12) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 9 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

(A) LONGUEUR : 18 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

10 (iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

(A) NOM/CLE :

(D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 11

15 TGGCAGCTTA AGTTTGAA

10

(13) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 10 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

20 (A) LONGUEUR : 16 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

(iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

25 (A) NOM/CLE :

(D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 12

TACTCTACGT CTGAGT

10

30

(14) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 11 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

(A) LONGUEUR : 17 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

5 (ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

(iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

(A) NOM/CLE :

(D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

10 (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 13

CAGCCTAAGA GGGAGTG

10

(15) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 12 :

15 (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

(A) LONGUEUR : 18 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

(iii) HYPOTHETIQUE : non

20 (ix) CARACTERISTIQUES :

(A) NOM/CLE :

(D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 14

IAGGTIGACA ICGTGTGC

25 10

(16) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 13 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

(A) LONGUEUR : 15 nucléotides

30 (B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

(iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

(A) NOM/CLE :

(D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

5 (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 15

GGAGGAGGTT AAGTT

10

10 (17) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 14 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

(A) LONGUEUR : 14 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

15 (iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

(A) NOM/CLE :

(D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 16

20 CTCTACGGGI GAGT

10

(18) INFORMATION SUR LA SEQ ID NO 15 :

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE :

25 (A) LONGUEUR : 16 nucléotides

(B) TYPE : acide nucléique

(ii) TYPE DE MOLECULE : acide nucléique

(iii) HYPOTHETIQUE : non

(ix) CARACTERISTIQUES :

30 (A) NOM/CLE :

(D) AUTRES INFORMATIONS : séquence issue du HLA DR

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE : SEQ ID NO 19

CCGGGTGGAC AACIAC

10

REVENDEICATIONS

1. Procédé de détection sans marquage d'une
réaction de reconnaissance moléculaire entre une
5 première molécule fixée sur un support, et une deuxième
molécule présente dans une solution à tester, dans
lequel la détection est réalisée par une méthode
photothermique.

10 2. Procédé de détection sans marquage d'une
réaction d'hybridation d'acides nucléiques entre une
première et une deuxième molécules d'acides nucléiques
comprenant les étapes suivantes :

- 15 - fixation de la première molécule d'acide
nucléique sur un support solide,
- mise en contact de la première molécule d'acide
nucléique fixée sur le support solide avec une
solution à tester soupçonnée de comprendre la
deuxième molécule d'acide nucléique, cette
20 dernière étant apte à s'hybrider à ladite
première molécule, la mise en contact étant
réalisée dans des conditions favorables à
ladite hybridation,
- 25 - lavage du support solide pour isoler un
échantillon de détection constitué de ladite
première molécule fixée sur le support et
éventuellement de ladite deuxième molécule liée
à la première molécule, et
- 30 - mesure de l'absorption de l'échantillon par une
méthode photothermique.

3. Procédé selon la revendication 1 ou 2, dans lequel la méthode photothermique est une méthode de lentille thermique.

5 4. Procédé selon la revendication 1 ou 2, dans lequel la méthode photothermique est une méthode de déflexion photo-thermique dans laquelle l'échantillon est éclairé par un faisceau pompe, et l'absorption du faisceau pompe par l'échantillon est détectée par la
10 réfraction ou la réflexion d'un faisceau sonde.

5. Procédé selon la revendication 4, dans lequel les faisceaux sonde et pompe se croisent.

15 6. Procédé selon la revendication 4, dans lequel les faisceaux sonde et pompe sont dans une configuration transverse ou dans une configuration sensiblement colinéaire.

20 7. Procédé selon l'une quelconque des revendications 4 à 6, dans lequel le faisceau pompe est choisi parmi un laser pulsé, un laser continu modulé en intensité, ou une lumière polychromatique.

25 8. Procédé selon l'une quelconque des revendications 4 à 7, dans lequel la réfraction ou la réflexion du faisceau sonde est détectée au moyen d'une photodiode multi-éléments ou à l'aide d'une photodiode simple ne recevant qu'une partie du faisceau sonde.

30

9. Procédé selon l'une quelconque des revendications 4 à 8, dans lequel le faisceau pompe est un faisceau d'un laser choisi parmi un laser argon continu à 275 nm, un laser YAG quadruplé de longueur d'onde 266 nm ou une lumière polychromatique.

10. Procédé selon l'une quelconque des revendications 4 à 9, dans lequel le faisceau sonde a une longueur d'onde qui n'est pas absorbée par le substrat ni les molécules en présence.

11. Procédé selon la revendication 3, dans lequel un faisceau incident est utilisé, ledit faisceau étant un faisceau d'un laser choisi parmi un laser argon continu à 275 nm, un laser YAG quadruplé de longueur d'onde 266 nm ou une lumière polychromatique.

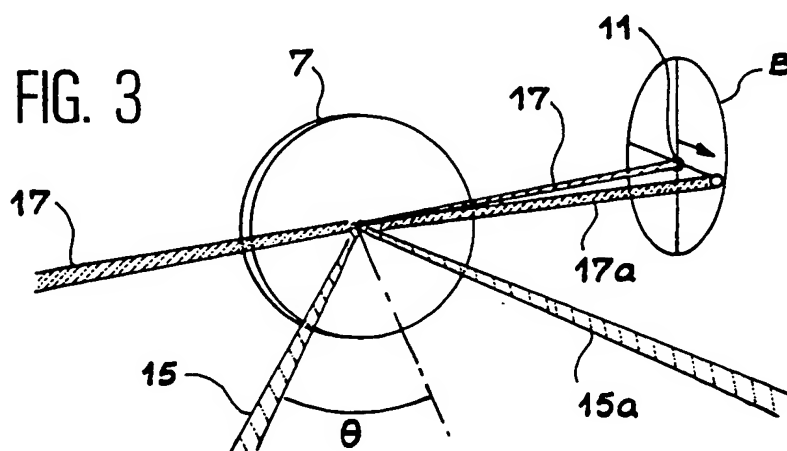
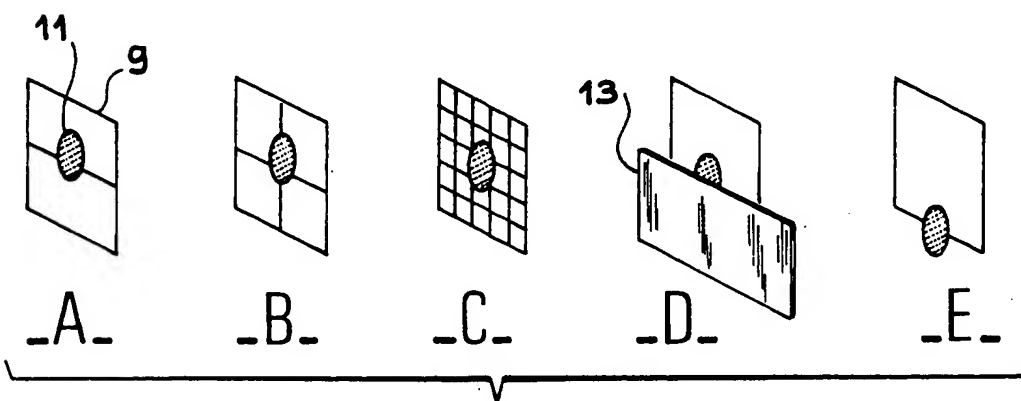
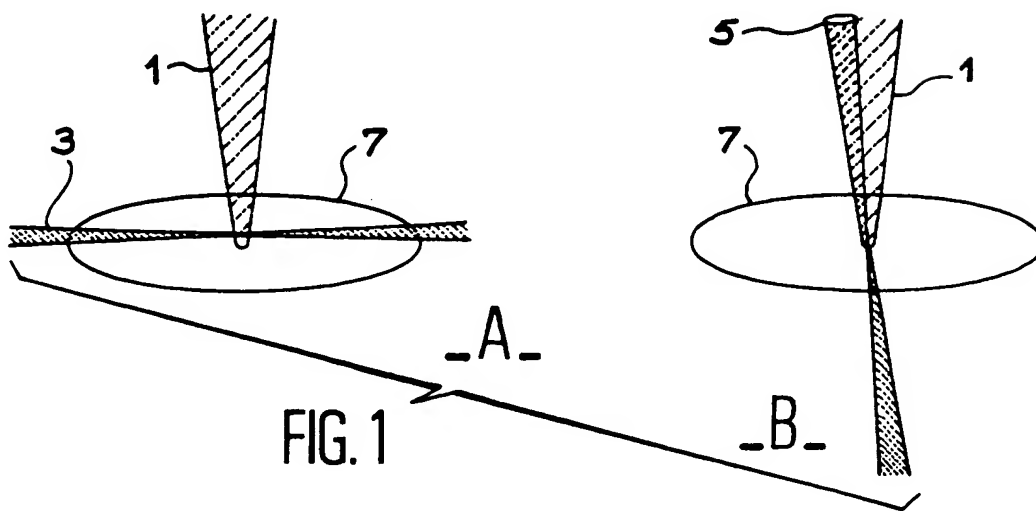
12. Procédé selon l'une quelconque des revendications précédentes, comprenant en outre une étape de comparaison de la mesure de l'absorption de l'échantillon avec celle d'un échantillon témoin.

13. Utilisation de procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 12 pour un test, un diagnostic ou une détection d'hybridation d'acides nucléiques.

14. Dispositif pour la mise en oeuvre du procédé selon l'une quelconque des revendications 5 à 8, ledit dispositif comprenant les éléments suivants :

- un moyen de positionnement du support,
- un moyen d'éclairage du support,

- un moyen de détection de l'absorption de la lumière par l'échantillon porté par le support lorsqu'il est éclairé par ledit moyen d'éclairage, et
- 5 - un moyen de positionnement dudit moyen d'éclairage et dudit moyen de détection.



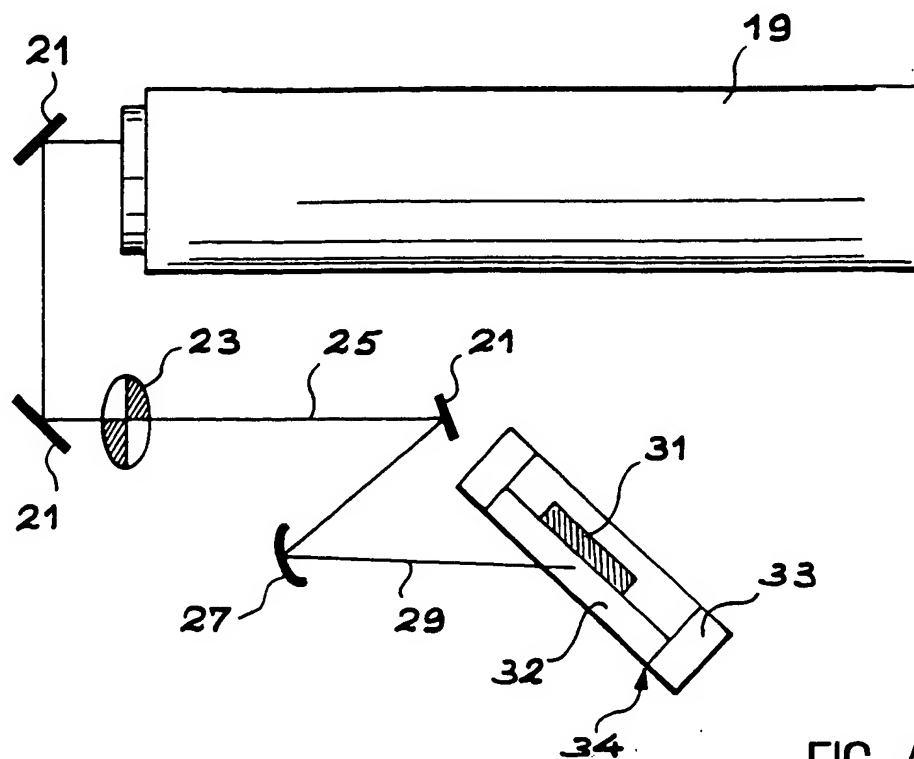


FIG. 4

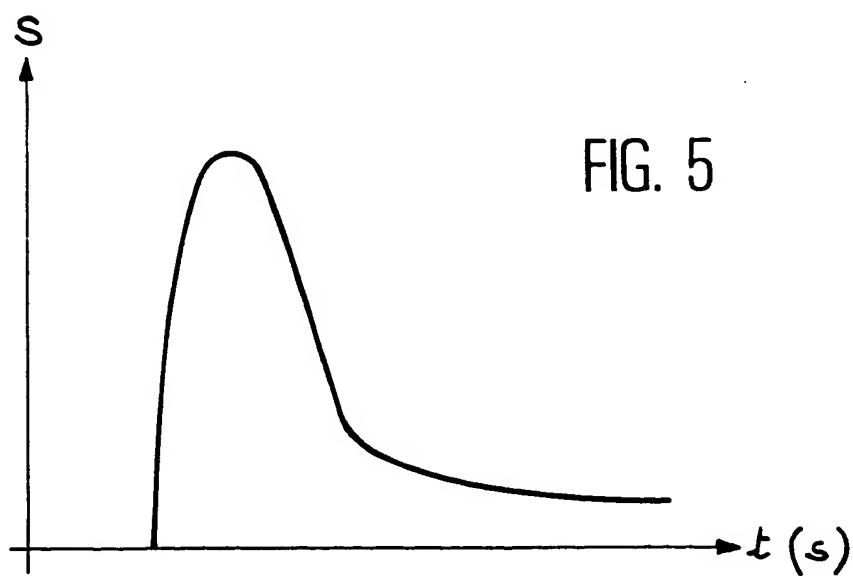


FIG. 5

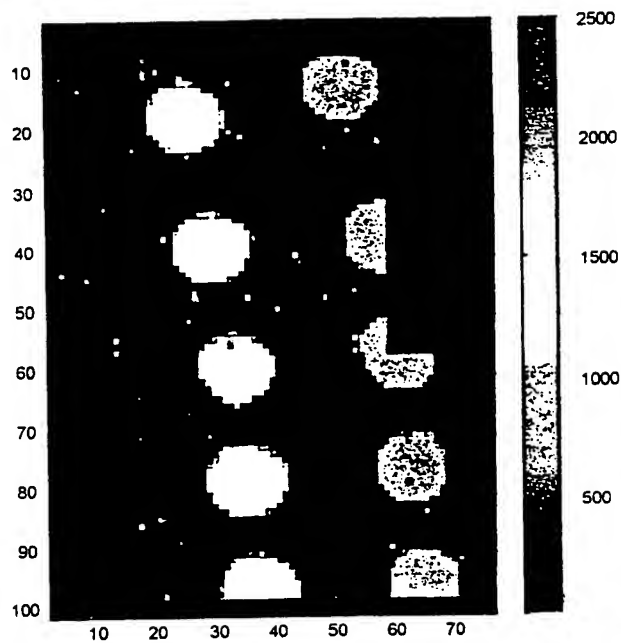


FIG. 6

FIG. 7 A

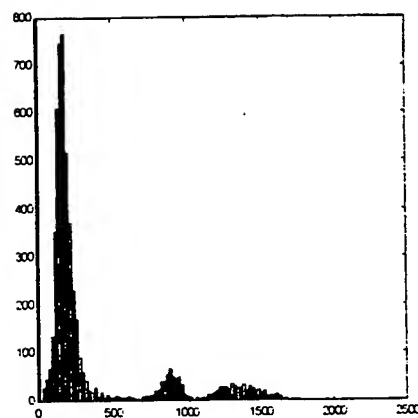


FIG. 7 B

